

08.10.2004

日 本 国 特 許 庁
JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日 2 0 0 3 年 1 0 月 9 日
Date of Application:

出 願 番 号 特 願 2 0 0 3 - 3 5 1 4 1 0
Application Number:
[ST. 10/C]: [J P 2 0 0 3 - 3 5 1 4 1 0]

出 願 人 中 外 製 薬 株 式 有 限 公 司
Applicant(s):

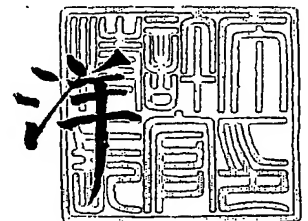
| | |
|-------------------|-----|
| REC'D 02 DEC 2004 | |
| WIPO | PCT |

PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

2 0 0 4 年 1 1 月 1 8 日

特許庁長官
Commissioner,
Japan Patent Office

小 川



出証番号 出証特 2 0 0 4 - 3 1 0 4 6 8

【書類名】 特許願
【整理番号】 C1-A0319
【提出日】 平成15年10月 9日
【あて先】 特許庁長官殿
【発明者】
 【住所又は居所】 静岡県御殿場市駒門 1 丁目 1 3 5 番地 中外製薬株式会社内
 【氏名】 早坂 昭
【発明者】
 【住所又は居所】 静岡県御殿場市駒門 1 丁目 1 3 5 番地 中外製薬株式会社内
 【氏名】 井川 智之
【発明者】
 【住所又は居所】 静岡県御殿場市駒門 1 丁目 1 3 5 番地 中外製薬株式会社内
 【氏名】 関森 泰男
【特許出願人】
 【識別番号】 000003311
 【氏名又は名称】 中外製薬株式会社
【代理人】
 【識別番号】 100102978
 【弁理士】
 【氏名又は名称】 清水 初志
【選任した代理人】
 【識別番号】 100108774
 【弁理士】
 【氏名又は名称】 橋本 一憲
【手数料の表示】
 【予納台帳番号】 041092
 【納付金額】 21,000円
【提出物件の目録】
 【物件名】 特許請求の範囲 1
 【物件名】 明細書 1
 【物件名】 図面 1
 【物件名】 要約書 1

【書類名】 特許請求の範囲**【請求項 1】**

タンパク質を低温で安定化する方法であって、タンパク質を含有する溶液にクエン酸緩衝液を添加する方法。

【請求項 2】

タンパク質の安定化が低温沈殿の抑制によるものである、請求項 1 に記載の方法。

【請求項 3】

タンパク質がIgMである、請求項 1 に記載の方法。

【請求項 4】

タンパク質を含有する溶液のpHが5～8である、請求項 1 に記載の方法。

【書類名】 明細書

【発明の名称】 タンパク質溶液の安定化方法

【技術分野】

【0001】

本発明は、タンパク質を低温で安定化する方法に関する。

【背景技術】

【0002】

多くの高等動物の免疫グロブリンには、5種類の異なったクラスIgG、IgA、IgM、IgD、およびIgEが存在する。各クラスの免疫グロブリンは、大きさ、電荷、アミノ酸組成、糖含量等の性状が異なっている。これらのクラスの中で、IgMは血漿免疫グロブリン全体の約10%を占めている。IgMは、複雑な抗原性を持つ細胞膜抗原、感染性微生物、あるいは溶解性抗原に対して産生される初期抗体の主成分である。

ヒトIgMは、通常、5量体構造を有している。IgMの5量体構造を構成する5つのサブユニットは、IgGに類似した4本鎖構造からなっている。IgMのH鎖である μ 鎖はIgGのH鎖である γ 鎖とアミノ酸配列が異なる以外にも次のような相違を有する。

μ 鎖は、定常領域のドメインを、 γ 鎖よりも一つ余分に持っている。

μ 鎖は、オリゴ糖鎖の数が γ 鎖と比較して4箇所多い。

IgMは、IgGには見られないJ鎖と呼ばれるポリペプチド鎖を有する。J鎖は、IgMが抗体産生細胞から分泌される前に、 μ 鎖の会合を補助すると考えられている。

近年、モノクローナル抗体技術および組換えDNA技術の発展により、純粋な免疫グロブリンを大量に生産することが可能になった。更に遺伝子組み換え技術は、キメラ抗体やヒト化抗体生産を可能にした。キメラ抗体とは、可変領域を異なる種に由来する可変領域に組み換えた構造を有する抗体である。たとえば、ヒト以外の動物種の可変領域とヒト抗体の定常領域を有する「キメラ抗体」(非特許文献1/Proc.Natl.Acad.Sci.U.S.A, (1984) 81:6851)が公知である。更に、他の動物種の相補性決定領域(complementarity determining regions;CDR)をヒトイムノグロブリンに移植したヒト化抗体も公知である(非特許文献2/Nature (1986)321:521)。

実際に、抗腫瘍抗体に関して列挙すると、抗CD20ヒトキメラ抗体であるリツキサン(Rituxan: IDEC社)や抗HER2/neuヒト化抗体であるハーセプチン(Herceptin: Genentech社)が臨床試験を終了し、既に承認・販売されている。IgGおよびIgMのエフェクター機能として抗体依存性細胞障害活性(以下、ADCC活性と表記する)や補体依存性細胞障害活性(以下、CDC活性と表記する)が知られている。IgMのCDC活性はIgGと比較して高いことから、CDC活性を主薬効とする抗腫瘍抗体となる可能性が極めて高いと思われる。しかし上述のとおり、IgMはIgGと異なり多量体を形成する。そのため、組換え体IgMを工業的規模で生産することは困難であると考えられていた。

また、IgMは、IgGに比べて極めて不安定であり、また溶解度が低いことから、IgMの高濃度且つ安定な溶液を作製することは困難である。例えば、Cytotherapy, 2001, 3(3), 233-242(非特許文献5)は、IgMの-20℃保存においても溶解時にIgMの沈殿および活性低下が起こったことを報告している。また、同文献には、IgMは保存時に会合化および沈殿を起こしやすいことが記載されている。また、Arch. Pathol. Lab. Med., 1999, 123, 119-125(非特許文献6)には、ヒト血清で観察されるcryoprecipitationあるいは低温沈殿と呼称される沈殿のうち、単一の抗体成分からなる沈殿を生じるType I cryoglobulinは、おもにIgMであることが示されており、特にIgMは、低温沈殿が起こりやすく、低温において高濃度溶液を得ることが困難である。バイオ医薬品のほとんどは安定性を確保するために、4℃付近で冷蔵保存・冷蔵流通する。IgMには、4℃等で低温沈殿するものがあることから、製剤化にあたっては、保存および流通過程において、この低温沈殿を抑制することが望ましい。また、製剤化に至るIgM原薬製造工程においても、低温での精製・濃縮処理や複数の工程間での低温保存の際に低温沈殿が生じて、工程操作に支障をきたす問題もあり、低温沈殿を抑制することが望ましい。

そこで、低温において、IgMを安定化させる種々の試みがなされている。例えば、Immun

ochemistry, 1978, 15, 171-187 (非特許文献3) においては、IgMの低温沈殿は、低温、高濃度ほど生じやすく、また、pH5~pH10の範囲内で低温沈殿が起こることが開示されている。そして、この低温沈殿は、極端に高いpHあるいは低いpHにおいて回避することが可能であることも開示されている。しかしながら、一般的に抗体は高いpHでは脱アミド反応や会合化、低いpHでは変性や会合化が起こり易く、pH5~pH8 さらにはpH5~pH7付近で化学的・物理的に安定であることが知られている。そのため極端に高いpHあるいは低いpHは、医薬品としての使用に耐えうる安定性を確保するのは困難である。

また、Journal of Biological Chemistry, 1997, 252(22), 8002-8006 (非特許文献4) においては、様々な化合物の低温沈殿 (低温におけるIgMの溶解度) へ及ぼす影響を検討し、糖類を添加することや、塩濃度をあげると低温沈殿が減少することが開示されている。しかし、開示されている文献では、いずれの糖類、塩類の場合でも低温沈殿の効果的な回避には、およそ500mM以上の高濃度糖類、塩類を添加が必要であることが示されており、医薬品としての使用に際しては、さらに低い濃度で効果があるものが望ましい。

また、WO 91/18106 (特許文献1) においては、IgMに結合している糖鎖構造を変えることによって、低温沈殿を防ぐ方法が開示されている。しかしながら、抗体の糖鎖を改変した場合は、抗体の結合活性が変化する場合があります、糖鎖を含む抗体の構造を改変することなく、低温沈殿を抑制する方法の開発が望まれていた。

【特許文献1】 WO 91/18106

【非特許文献1】 Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A, (1984)81:6851

【非特許文献2】 Nature (1986)321:521

【非特許文献3】 Immunochemistry, 1978, 15, 171-187

【非特許文献4】 Journal of Biological Chemistry, 1997, 252(22), 8002-8006

【非特許文献5】 Cytotherapy, 2001, 3(3), 233-242

【非特許文献6】 Arch. Pathol. Lab. Med., 1999, 123, 119-125

【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

【0003】

本発明は、このような状況に鑑みてなされたものであり、その目的は、低温にて溶液中のタンパク質を安定化させることにある。特に本発明は、医薬品としての使用に耐えうる条件 (例えば、pH、塩濃度など) でタンパク質を安定化させることを目的とする。

【課題を解決するための手段】

【0004】

本発明者は、上記課題を解決すべく、IgMの保存に適したpH領域および塩濃度において、IgMの低温沈殿を抑制する方法として、一般的に抗体が安定であると考えられているpH5~8の範囲で、pH緩衝剤の1つとして、クエン酸緩衝液の利用につき検討した。その結果、クエン酸緩衝液が低温沈殿を顕著に抑制することを見出した。即ち、クエン酸緩衝液を用いることで、IgMの低温での溶解度を向上させ、IgMの高濃度溶液を調製することが可能となった。このIgMに対するクエン酸の効果は、イオンの相互作用、ファンデルワールス相互作用、水素結合に代表されるタンパク質間の相互作用の強さを調節することを原理とするものであるため、低温で水溶液に対する溶解度が低下するIgM以外の種々のタンパク質に適用しうるものと考えられる。

即ち、本発明は、タンパク質を低温で安定化する方法に関し、より詳しくは、下記発明を提供するものである。

(1) タンパク質を低温で安定化する方法であって、タンパク質を含有する溶液にクエン酸緩衝液を添加する方法。

(2) タンパク質の安定化が低温沈殿の抑制によるものである、(1)に記載の方法。

(3) タンパク質がIgMである、(1)に記載の方法。

(4) タンパク質を含有する溶液のpHが5~8である、(1)に記載の方法。

【発明の効果】

【0005】

本発明により、低温下で高濃度のタンパク質を溶液中にて安定化することが可能となった。本発明によれば、IgMなどのタンパク質を有効成分とする医薬製剤を低温にて長期間安定に保存することが可能であるため、本発明は特にタンパク質製剤の調製に大きく貢献しうるものである。

【発明を実施するための最良の形態】

【0006】

本発明において「タンパク質」とは、アミノ酸同士がペプチド結合により結合した化合物を意味する。本発明に適用しうるタンパク質としては、低温で水溶液に対する溶解性が低下するものであれば良く、IgG、ビーナッツアグルチニン（PNA）などが挙げられる。

本発明におけるタンパク質としては、IgMが特に好ましい。本発明において「IgM」とはH鎖の定常領域として μ 鎖の定常領域を有し、かつ5量体または6量体の構造を持つイムノグロブリンを言う。一方、本発明におけるIgMを構成する可変領域の由来は限定されない。したがって、 μ 鎖由来の可変領域に加えて、IgG由来の可変領域やその部分構造を含むことができる。可変領域の部分構造としては、フレームワークやCDRを示すことができる。なお本発明におけるIgMは、形質転換細胞に導入された外来性のIgM遺伝子の発現産物を言う。

さらに、本発明のIgMを構成する定常領域が由来する動物種も限定されない。つまり本発明のIgMは、IgMタイプのイムノグロブリンを有するあらゆる動物種に由来するIgM定常領域を含む。IgMを体内への投与に用いる場合には、少なくともその定常領域は、投与対象となる種と同じ種に由来することが望ましい。したがって、ヒトへの投与を目的とする場合には、少なくとも定常領域がヒト由来であることが望ましい。ヒト由来の定常領域と、他の動物種、あるいはヒト由来であるが他の個体に由来する可変領域とで構成されるIgMは、キメラ抗体と呼ばれる。定常領域に加えて、可変領域のフレームワークもヒト由来としたIgMは、ヒトへの投与用のIgMとして更に好ましいIgMである。可変領域のフレームワークの構造を維持し、CDRのみを他の動物種の抗体と組み換えられた抗体は、ヒト化抗体と呼ばれている。

本発明によれば、高濃度のタンパク質の低温沈殿を抑制することができる。ここで「高濃度」とは、溶液中の含有量が1mg/mLより高濃度（例えば、5mg/mL以上、10mg/mL以上、20mg/mL以上、25mg/mL以上）を意味する。

本発明において使用できる「クエン酸緩衝液」は、クエン酸のみをpH緩衝剤として使用したものに限らず、リン酸などのクエン酸以外のpH緩衝剤も含むものでも良い。

溶液に添加されるクエン酸緩衝液の濃度は、通常、1～500mMであり、好ましくは5～100mMであり、さらに好ましくは10～50mMである。本発明における「安定化」とは、溶液中に生じるタンパク質の低温沈殿の増加を抑制することをいう。

タンパク質溶液の安定化は、例えば、つぎの式により求まる低温沈殿増加抑制率により測定することができる。

低温沈殿増加抑制率 $= (A-B)/A \times 100$

A：クエン酸緩衝液を添加しないIgM高濃度溶液（コントロール）の低温沈殿の形成率

B：クエン酸緩衝液を添加したIgM高濃度溶液（被験試料）の低温沈殿の形成率

本発明の溶液は、タンパク質を含有する溶液にクエン酸緩衝液を添加してから1℃、1週間後の低温沈殿増加抑制率が、好ましくは10%以上、より好ましくは30%以上、さらに好ましくは50%以上、更に好ましくは80%以上のものである。

本発明のタンパク質を含有する溶液のpHは、タンパク質が安定なpHとすることが可能であり、具体的にはpH5～8であることが好ましい。また、本発明のタンパク質を含有する溶液のpHは、タンパク質の保存安定性に適したpHとすることも可能であり、具体的にはpH5～7であることが好ましく、さらに好ましくは、pH5～6であることが望ましい。

本発明の医薬品製剤の剤形に特に限定はなく、任意の剤形とすることが可能である。剤形としては、例えば、溶液製剤、凍結乾燥製剤を挙げることができる。また、溶液製剤としては、冷所保存製剤、常温保存製剤、凍結製剤などが挙げられる。また、本発明の医薬品製剤の投与ルートにも限定はなく、任意の投与ルートを用いることが可能である。した

がって、医薬品製剤の使用目的に応じて、経口、非経口投与のいずれでもありうる。

非経口投与のための具体的な剤型として、注射剤型、経鼻投与剤型、経肺投与剤型、経皮投与型などを示すことができる。注射剤型の例としては、例えば、静脈内注射、筋肉内注射、腹腔内注射、皮下注射などにより全身または局部的に投与することができる。

本発明の方法により、安定化したIgMは、それ自体を直接患者に投与する以外に、公知の製剤学的方法により製剤化した薬剤として投与することもできる。例えば、水もしくはそれ以外の薬学的に許容し得る液との無菌性溶液、又は懸濁液剤の注射剤の形で使用できる。また、例えば、薬理学上許容される担体もしくは媒体、具体的には、滅菌水や生理食塩水、乳化剤、懸濁剤、界面活性剤、安定剤、ベヒクル、防腐剤などと適宜組み合わせ、一般に認められた製薬実施に要求される単位用量形態で混和することによって製剤化することが考えられる。これら製剤における有効成分量は、指示された範囲の適当な容量が得られるように調節することができる。

注射のための無菌組成物は注射用蒸留水のようなベヒクルを用いて通常の製剤実施に従って処方することができる。注射用の水溶液としては、例えば生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液などが利用される。補助剤には、具体的には、例えばD-ソルビトール、D-マンノース、D-マンニトール、塩化ナトリウム等を利用することができる。医薬組成物には、適当な溶解補助剤を加えることもできる。例えばアルコールや非イオン性界面活性剤は、溶解補助剤として好ましい。アルコールとしては、具体的にはエタノール、ポリアルコール、例えばプロピレングリコール、ポリエチレングリコール等を示すことができる。また非イオン性界面活性剤としては、例えばポリソルベート80、あるいはHCO-50を用いることができる。また、塩化ベンザルコニウム等の陽イオン性界面活性剤も使用できる。

油性液としてはゴマ油、大豆油があげられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコールと併用してもよい。また、緩衝剤、例えばリン酸塩緩衝液、酢酸ナトリウム緩衝液、無痛化剤、例えば、塩酸プロカイン、安定剤、例えばベンジルアルコール、フェノール、酸化防止剤と配合してもよい。調製された注射液は通常、適当なバイアルあるいはアンプルに充填される。

医薬品製剤は、対象疾患、患者の年齢、症状により適宜投与量を選択することができる。例えば、一回につき体重1kgあたり0.0001mgから1000mgの範囲で選ぶことが可能である。あるいは、例えば、患者あたり0.001~100000mg/bodyの範囲で投与量を選ぶことができる。しかしながら、本発明の医薬品製剤はこれらの投与量に制限されるものではない。

その他、本発明の溶液製剤等の調製に関しては、WO2002/096457が参照として、本明細書に組み入れられる。

【実施例】

【0007】

以下、実施例により、本発明をさらに詳細に説明するが、本発明はこれら実施例に制限されるものではない。

【実施例1】

以下の実施例では、IgMとして、参考例で作製した組換え型抗ガングリオシドGM3ヒト抗体（以下、「MABON-01」という）を使用した。高濃度MABON-01溶液を室温で作製した。溶液の組成は次の通りである。

Citrate buffer : "20mM sodium citrate, 300mM NaCl, pH5.5 (citrate buffer)"

Acetate buffer : "20mM sodium acetate, 300mM NaCl, pH5.5 (acetate buffer)"

また、IgMを含有するCitrate buffer および Acetate bufferを、IgMの濃度に応じて、便宜上、表1のように命名した。

【0008】

【表1】

| MABON-01 | Acetate buffer | Citrate buffer |
|----------|----------------|----------------|
| 50 mg/ml | A5 | C5 |
| 33 mg/ml | A4 | C4 |
| 25 mg/ml | A3 | C3 |
| 17 mg/ml | A2 | C2 |
| 8 mg/ml | A1 | C1 |

【0009】

これらの溶液を4℃で保存したときの、溶液の様子を図1に示す。A4及びA5の高濃度のMABON-01の酢酸緩衝液溶液で明らかな低温沈殿（cryoprecipitation）が見られたのに対して、同濃度のクエン酸緩衝液溶液（C4及びC5）においては、低温沈殿が見られなかった。すなわち、緩衝液として、クエン酸を用いることで、低温沈殿することなく高濃度化できることが分かった。

【実施例2】

約20mg/mLのMABON-01の20mM sodium acetate, 300mM NaCl, pH6.0溶液を室温で調製し、透析膜EasySep (TOMY)を用いて20mM sodium citrate, 300mM NaCl, pH5.5 (Citrate buffer)、または20mM sodium acetate, 300mM NaCl, pH6.0 (Acetate buffer)に対して4℃で透析し、緩衝液置換を行った。室温に戻した後、それぞれのbufferで希釈し10mg/mL溶液を調製した。これらの溶液を、0.5mLのPCRチューブに充填し、7℃、4℃、1℃で26日間保存して低温沈殿の生成を目視により確認した。遠心分離を行い得られた上清中のMABON-01濃度をゲルろ過クロマトグラフィーにより測定した。ゲルろ過クロマトグラフィーはカラムとして、G4000SWx1 (TOSOH)を用い、50 mM sodium phosphate, 500 mM KCl, pH 7.4の溶液を移動相として行った。ゲルろ過クロマトグラフィーの会合体ピーク面積と単量体ピーク面積の合計値を低温沈殿前後で比較し、MABON-01の低温沈殿の形成率を算出した。

目視では、MABON-01の酢酸緩衝液溶液を4℃、および1℃で保存した場合に低温沈殿が観察されたが、それ以外の溶液では沈殿は認められなかった。

図2に、各試料における低温沈殿の形成率を示した。いずれの緩衝液系においても温度が低い程、沈殿量が増加する傾向が認められたが、どの温度においてもクエン酸緩衝液系では酢酸緩衝液系に比べて沈殿量が少なく、クエン酸緩衝液を用いることによる明らかな低温沈殿抑制効果が認められた。20mMの酢酸緩衝液から20mMのクエン酸緩衝液に変更することにより、高濃度の塩などを加えることなく、より低温での保存が可能であることが確認された。

【実施例3】

約20mg/mLのMABON-01の20mM sodium acetate, 300mM NaCl, pH6.0溶液を室温で調製し、透析膜EasySep (TOMY)を用いて20mM sodium citrate, 300mM NaCl, pH5.0, pH5.5, または pH6.0 (Citrate buffer)、および20mM sodium acetate, 300mM NaCl, pH5.0, pH5.5, または pH6.0 (Acetate buffer)に対して4℃で透析し、緩衝液置換を行った。室温に戻した後、それぞれのbufferで希釈し10mg/mL溶液を調製した。これらの溶液を、0.5mLのPCRチューブに充填し、4℃で29日間保存して低温沈殿の生成を目視により確認した。遠心分離を行い得られた上清中のMABON-01濃度をゲルろ過クロマトグラフィーより測定した。ゲルろ過クロマトグラフィーはカラムとして、G4000SWx1 (TOSOH)を用い、50 mM sodium phosphate, 500 mM KCl, pH 7.4の溶液を移動相として行った。ゲルろ過クロマトグラフィーの会合体ピーク面積と単量体ピーク面積の合計値を低温沈殿前後で比較し、MABON-01の低温沈殿の形成率を算出した。

目視による溶液の様子を図3に示す。酢酸緩衝液のpH5.5、pH6.0で低温沈殿が観察されたが、それ以外の溶液では沈殿は認められなかった。

低温沈殿の形成率を図4に示す。酢酸緩衝液系ではpH5.5で最大となるカーブを示したの

に対し、クエン酸緩衝液系では沈殿量が少なく、一定の傾向は観察されなかった。製剤に最適なpH5.5~6.0の範囲で比較した場合、20mMの酢酸緩衝液から20mMのクエン酸緩衝液系に変更することにより、同一のpHであっても低温沈殿が抑制されることが確認された。

[参考例1] ガングリオシドGM3に対する組換え型ヒト抗体の作製

1.1 抗ガングリオシドGM3ヒト抗体H鎖遺伝子の構築

ガングリオシドGM3に結合するヒト抗体のH鎖をコードする遺伝子は、Epstein-Barrウイルスで形質転換されたヒトB細胞（以下、抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現B細胞と表記する）より抽出したTotal RNAを用いて、RT-PCR法によって増幅した。

Total RNAは、RNeasy Plant Mini Kits (QIAGEN社製) を用いて 1×10^7 細胞の抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現B細胞より抽出した。Hoonらが報告している抗ガングリオシドGM3ヒト抗体遺伝子の塩基配列 (Cancer Research 1993; 53: 5244-5250) に基づいて、2本のオリゴヌクレオチド (LMH-f3、LMH-r3) を設計した。LMH-f3 (配列番号: 7) はセンス方向で、LMH-r3 (配列番号: 8) はアンチセンス方向でそれぞれ合成した。1 μ gのTotal RNAを使用して、SMART RACE cDNA Amplification Kit (CLONTECH社製) を用い5'末端側と3'末端側に分割して遺伝子断片を増幅した。5'末端側遺伝子の増幅は合成オリゴヌクレオチドLMH-r3を用い、3'末端側遺伝子の増幅は合成オリゴヌクレオチドLMH-f3を用いた。逆転写反応は42℃で1時間30分間反応させた。

PCR反応溶液 (50 μ L) の組成を次に示す。

5 μ Lの10×Advantage 2 PCR Buffer、

5 μ Lの10×Universal Primer A Mix、

0.2mM dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP) 、

1 μ LのAdvantage 2 Polymerase Mix、

(以上の成分はいずれもCLONTECH社製)

2.5 μ Lの逆転写反応産物、

10pmoleの合成オリゴヌクレオチドLMH-f3またはLMH-r3

また反応温度条件は次のとおりである。

94℃の初期温度にて30秒間、

94℃/5秒間、72℃/3分間のサイクルを5回

94℃/5秒間、70℃/10秒間、72℃/3分間のサイクルを5回反復

94℃/5秒間、68℃/10秒間、72℃/3分間のサイクルを25回反復

最後に反応産物を72℃で7分間加熱した。

PCR産物はQIAquick Gel Extraction Kit (QIAGEN社製) を用いて、アガロースゲルから精製した後、pGEM-T Easyベクター (Promega社製) ヘクローニングした。塩基配列決定の後、5'末端側遺伝子を含むベクターを制限酵素ApaI (宝酒造社製) 及びSacII (宝酒造社製) で消化して得られる約1.1kbpの断片、および3'末端側遺伝子を含むベクターを制限酵素ApaI (宝酒造社製) 及びNotI (宝酒造社製) で消化して得られる約1.1kbpの断片を混合し、pBluescript KS+ベクター (東洋紡社製) ヘクローニングし、完全長抗ガングリオシドGM3ヒト抗体H鎖遺伝子を得た。

動物細胞発現用ベクターヘクローニングするために、合成オリゴヌクレオチドLMH-fxho、LMH-rsalを用いて完全長の遺伝子断片を増幅した。LMH-fxho (配列番号: 11) は前方プライマーで抗ガングリオシドGM3ヒト抗体H鎖遺伝子の5'末端にハイブリダイズし、かつXhoI制限酵素認識配列ならびにコザック配列を持つように、またLMH-rsal (配列番号: 12) は後方プライマーで抗ガングリオシドGM3ヒト抗体H鎖遺伝子の3'末端にハイブリダイズし、SalI制限酵素認識配列を持つようにそれぞれ設計した。

PCR反応溶液 (50 μ L) の組成を次に示す。

5 μ Lの10×PCR Buffer、

1mM MgSO₄

0.2mM dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP) 、

1ユニットのDNAポリメラーゼKOD-Plus-

(以上の成分はいずれも東洋紡社製)、
10ngの完全長抗ガングリオシドGM3ヒト抗体H鎖遺伝子を含むpBluescript KS+ベクタ

ー、

10pmoleの合成オリゴヌクレオチドLMH-fxho、LMH-rsal

また反応温度条件は次のとおりである。

94℃の初期温度にて2分間、

94℃/15秒間、60℃/30秒間、68℃/2分間のサイクルを30回反復

最後に反応産物を72℃で5分間加熱した。

増幅した遺伝子断片は、制限酵素XhoI (宝酒造社製) および制限酵素SalI (宝酒造社製) で消化した後に、QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN社製) を用いて精製し、pUCAGの制限酵素XhoI部位に連結し、クローニングした。本ベクターpUCAGは、pCXN (Niwaら、Gene 1991; 108: 193-200) を制限酵素BamHIで消化して得られる2.6kbpの断片をpUC19ベクター (東洋紡社製) の制限酵素BamHI部位に連結し、クローニングしたベクターである。完成したプラスミドをpUCAG/L612Hと命名した。本プラスミドに含まれる抗ガングリオシドGM3ヒト抗体H鎖の塩基配列およびアミノ酸配列を配列番号: 1 及び配列番号: 2 に示す。

1.2 抗ガングリオシドGM3ヒト抗体L鎖遺伝子の構築

抗ガングリオシドGM3ヒト抗体のL鎖をコードする遺伝子は抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現B細胞より抽出したTotal RNAを用いて、RT-PCR法によって増幅した。Total RNAは、上記と同様にして抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現B細胞より抽出した。Hoonらが報告している抗ガングリオシドGM3ヒト抗体遺伝子の塩基配列 (Cancer Research 1993; 53: 5244-5250) に基づいて、2本のオリゴヌクレオチド (LML-f1、LML-r1) を設計した。LML-f1 (配列番号: 9) はセンス方向で、LML-r1 (配列番号: 10) はアンチセンス方向でそれぞれ合成した。

1μgのTotal RNAを使用して、SMART RACE cDNA Amplification Kit (CLONTECH社製) を用い5'末端側と3'末端側に分割して遺伝子断片を増幅した。5'末端側遺伝子の増幅は合成オリゴヌクレオチドLML-r1を用い、3'末端側遺伝子の増幅は合成オリゴヌクレオチドLML-f1を用いた。逆転写反応は42℃で1時間30分間反応させた。

PCR反応溶液(50μL)の組成を次に示す。

5μLの10×Advantage 2 PCR Buffer、
5μLの10×Universal Primer A Mix、
0.2mM dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP)、
1μLのAdvantage 2 Polymerase Mix

(以上の成分はいずれもCLONTECH社製)

2.5μLの逆転写反応産物、

10pmoleの合成オリゴヌクレオチドLML-f1またはLML-r1

また反応温度条件は次のとおりである。

94℃の初期温度にて30秒間、

94℃/5秒間、72℃/3分間のサイクルを5回反復

94℃/5秒間、70℃/10秒間、72℃/3分間のサイクルを5回反復、

94℃/5秒間、68℃/10秒間、72℃/3分間のサイクルを25回反復

最後に反応産物を72℃で7分間加熱した。

PCR産物はQIAquick Gel Extraction Kit (QIAGEN社製) を用いて、アガロースゲルから精製した後、pGEM-T Easyベクター (Promega社製) へクローニングした。塩基配列決定の後、5'末端側遺伝子を含むベクターを制限酵素EcoRI (宝酒造社製) で消化して得られる約0.7kbpの断片、および3'末端側遺伝子を含むベクターを制限酵素EcoRI (宝酒造社製) で消化して得られる約0.9kbpの断片を混合し、合成オリゴヌクレオチドLML-feco、LML-rnotを用いて完全長の遺伝子断片を増幅した。LML-feco (配列番号: 13) は前方プライマーで抗ガングリオシドGM3ヒト抗体L鎖遺伝子の5'末端にハイブリダイズし、かつEcoRI制限酵素認識配列ならびにコザック配列を持つように、またLML-rnot (配列番号: 14) は

後方プライマーで抗ガングリオシドGM3ヒト抗体L鎖遺伝子の3'末端にハイブリダイズし、NotI制限酵素認識配列を持つようにそれぞれ設計した。

PCR反応溶液(50 μ L)の組成を次に示す。

5 μ Lの10 \times PCR Buffer、
1mM MgSO₄、
0.2mM dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP)、
1 ユニットのDNAポリメラーゼKOD-Plus-
(以上の成分はいずれも東洋紡社製)

5'末端側遺伝子断片、
3'末端側遺伝子断片、
10pmoleの合成オリゴヌクレオチドLML-feco、LML-rnot
また反応温度条件は次のとおりである。

94℃の初期温度にて2分間

94℃/15秒間、60℃/30秒間、68℃/2分間のサイクルを30回反復

最後に反応産物を72℃で5分間加熱した。

増幅した遺伝子断片は、制限酵素EcoRI (宝酒造社製) および制限酵素NotI (宝酒造社製) で消化した後に、QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN社製) を用いて精製し、pCXND3の制限酵素EcoRIおよびNotI切断部位に連結し、クローニングした。

本ベクターpCXND3の構築の流れについて、以下に述べる。DHFR- Δ E-rvH-PM1-f (W092/19759参照) の抗体H鎖遺伝子とベクターを分割するために、制限酵素EcoRI/SmaI部位で消化し、ベクター側のみ回収した後に、EcoRI-NotI-BamHI adaptor (宝酒造社製) をクローニングした。このベクターをpCHOIと命名した。

pCHOIのDHFR遺伝子発現部位をpCXN (Niwaら、Gene 1991; 108: 193-200) の制限酵素HindIII部位にクローニングしたベクターをpCXND3と命名した。また、L鎖遺伝子断片をpCXND3にクローニングし、完成したプラスミドをpCXND3/L612Lと命名した。本プラスミドに含まれる抗ガングリオシドGM3ヒト抗体L鎖の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号: 3 および配列番号: 4 に示す。

1.3 抗ガングリオシドGM3ヒト抗体の発現ベクターの構築

抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現ベクターを作製するために、pUCAG/L612Hを制限酵素HindIII (宝酒造社製) で消化して得られる約4.0kbpの断片をpCXND3/L612Lの制限酵素HindIII切断部位に連結し、クローニングした。完成したプラスミドをpCXND3/L612IgMと命名した。本プラスミドは動物細胞内でネオマイシン耐性遺伝子、DHFR遺伝子、抗ガングリオシドGM3ヒト抗体遺伝子を発現する。

1.4 抗ガングリオシドGM3ヒト抗体J鎖遺伝子および発現ベクターの構築

抗ガングリオシドGM3ヒト抗体のJ鎖をコードする遺伝子は抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現B細胞より抽出したTotal RNAを用いて、RT-PCR法によって増幅した。Total RNAは、上記と同様にして抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現B細胞より抽出した。GenBankに登録されているヒト抗体J鎖遺伝子の塩基配列 (GenBank番号: M12759) に基づいて、2本のオリゴヌクレオチド (J-f1、J-r1) を設計し、合成した。J-f1 (配列番号: 15) はセンス方向でヒト抗体J鎖遺伝子Exon3にハイブリダイズし、J-r1 (配列番号: 16) はアンチセンス方向でヒト抗体J鎖遺伝子Exon4にハイブリダイズする。

1 μ gのTotal RNAを使用して、SMART RACE cDNA Amplification Kit (CLONTECH社製) を用い5'末端側と3'末端側に分割して遺伝子断片を増幅した。5'末端側遺伝子の増幅は合成オリゴヌクレオチドJ-r1を用い、3'末端側遺伝子の増幅は合成オリゴヌクレオチドJ-f1を用いた。逆転写反応は42℃で1時間30分間反応させた。

PCR反応溶液(50 μ L)の組成を次に示す。

5 μ Lの10 \times Advantage 2 PCR Buffer、
5 μ Lの10 \times Universal Primer A Mix、
0.2mM dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP)、
1 μ LのAdvantage 2 Polymerase Mix

(以上の成分はいずれも CLONTECH 社製)

2.5 μ L の逆転写反応産物、
10 pmole の合成オリゴヌクレオチド J-f1 または J-r1
また反応温度条件は次のとおりである。
94℃ の初期温度にて 30 秒間
94℃/5 秒間、72℃/3 分間のサイクルを 5 回反復
94℃/5 秒間、70℃/10 秒間、72℃/3 分間のサイクルを 5 回反復
94℃/5 秒間、68℃/10 秒間、72℃/3 分間のサイクルを 25 回反復
最後に反応産物を 72℃ で 7 分間加熱した。

PCR 産物は QIAquick Gel Extraction Kit (QIAGEN 社製) を用いて、アガロースゲルから精製した後、pGEM-T Easy ベクター (Promega 社製) へクローニングした。

塩基配列決定の後、5' 末端側遺伝子を含むベクターを制限酵素 EcoRI (宝酒造社製) で消化して得られる約 0.5 kbp の断片、および 3' 末端側遺伝子を含むベクターを制限酵素 EcoRI (宝酒造社製) で消化して得られる約 1.0 kbp の断片を混合し合成オリゴヌクレオチド J-feco、J-rxba を用いて完全長の遺伝子断片を増幅した。

J-feco (配列番号: 17) は前方プライマーで抗ガングリオシド GM3 ヒト抗体 J 鎖遺伝子の 5' 末端にハイブリダイズし、かつ EcoRI 制限酵素認識配列ならびにコザック配列を持つように、また J-rxba (配列番号: 18) は後方プライマーで抗ガングリオシド GM3 ヒト抗体 J 鎖遺伝子の 3' 末端にハイブリダイズし、XbaI 制限酵素認識配列を持つようにそれぞれ設計した。

PCR 反応溶液 (50 μ L) の組成を次に示す。

5 μ L の 10×PCR Buffer、
1 mM MgSO₄、
0.2 mM dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP)、
1 ユニットの DNA ポリメラーゼ KOD-Plus-

(以上の成分はいずれも 東洋紡社製)

5' 末端側遺伝子断片、
3' 末端側遺伝子断片、
10 pmole の合成オリゴヌクレオチド J-feco、J-rxba
また反応温度条件は次のとおりである。

94℃ の初期温度にて 2 分間
94℃/15 秒間、60℃/30 秒間、68℃/2 分間のサイクルを 30 回反復
最後に反応産物を 72℃ で 5 分間加熱した。

増幅した遺伝子断片は、制限酵素 EcoRI (宝酒造社製) および制限酵素 XbaI (宝酒造社製) で消化した後に、QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN 社製) を用いて精製し、pCOSII-Zeo の制限酵素 EcoRI および XbaI 切断部位に連結し、クローニングした。

本ベクター pCOSII-Zeo は、上述の pCHOI の DHFR 遺伝子発現部位を除去し、Zeocin 耐性遺伝子発現部位をクローニングしたベクターである。完成したプラスミドを pCOSII-Zeo/J chain と命名した。本プラスミドに含まれる抗ガングリオシド GM3 ヒト抗体 J 鎖の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号: 5 および配列番号: 6 に示す。

1.5 動物細胞を用いた抗ガングリオシド GM3 ヒト抗体の発現

CHO 細胞 (DG44 株) を用いた安定発現細胞株の作製は次のようにして行った。Gene Pulser II (BioRad 社製) を用いたエレクトロポレーション法により遺伝子導入した。

J 鎖を発現しない細胞株の遺伝子導入について以下に述べる。抗ガングリオシド GM3 ヒト抗体発現ベクター pCXND3/L612IgM (25 μ g) と PBS に懸濁した CHO 細胞 (1×10^7 細胞/ml) の 0.75 ml を混合したものを氷上で 10 分間冷却し、キュベットに移した後に 1.5 kV、25 μ FD の容量にてパルスを与えた。

室温にて 10 分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、HT supplement (Invitrogen 社製) を 1 倍濃度で含む CHO-S-SFMII 培地 (Invitrogen 社製) 40 mL に懸濁した。同様の培地で 50 倍希釈溶液を作製し、96 ウェル培養用プレートに 100 μ l/ウェル

で分注した。CO₂ インキュベーター (5%CO₂) で24時間培養後、Geneticin (Invitrogen社製) を0.5mg/mLになるように添加して2週間培養した。

Geneticin耐性を示す形質転換細胞のコロニーが観察されたウェルの培養上清中のIgM量について実施例1.6に示す濃度定量法で測定した。抗ガングリオシドGM3ヒト抗体高発現細胞株を順次拡大培養し、抗ガングリオシドGM3ヒト抗体安定発現細胞株CA02、CA15、CA19、CA20、およびCA24を得た。

また、J鎖を発現する細胞株の遺伝子導入について以下に述べる。抗ガングリオシドGM3ヒト抗体発現ベクターpCXND3/L612IgM (25 μ g) およびJ鎖発現ベクターpCOSII-Zeo/J chain (20 μ g) とPBSに懸濁したCHO細胞 (1 \times 10⁷細胞/mL) の0.75mLを混合したものを氷上で10分間冷却し、キュベットに移した後に1.5kV、25 μ FDの容量にてパルスを与えた。

室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、HT supplement (Invitrogen社製) を1倍濃度で含むCHO-S-SFMII培地 (Invitrogen社製) 40mLに懸濁した。

同様の培地で50倍希釈溶液を作製し、96ウェル培養用プレートに100 μ L/ウェルで分注した。CO₂ インキュベーター (5%CO₂) で24時間培養後、0.5mg/mL濃度のGeneticin (Invitrogen社製) および0.6mg/mL濃度のZeocin (Invitrogen社製) を添加して2週間培養した。Geneticin、Zeocin耐性を示す形質転換細胞のコロニーが観察されたウェルの培養上清中のIgM量について実施例1.6に示す濃度定量法で測定した。抗ガングリオシドGM3ヒト抗体高発現細胞株を順次拡大培養し、抗ガングリオシドGM3ヒト抗体安定発現細胞株 (CJ15、CJ25、CJ38、CJ45、CJ67) を得た。

1.6 培養上清中のIgM濃度の測定

培養上清中のIgM濃度の測定は以下のように行った。Anti-Human IgM (BIOSORCE社製) を1 μ g/mLになるようにCoating Buffer (0.1M NaHCO₃、0.02%NaN₃) で希釈し、96ウェルELISA用プレートに100 μ L/ウェルに加え、4℃で24時間以上反応させ、コーティングを行った。

さらに、Rinse Bufferで洗浄した後に、200 μ L/ウェルのDiluent Bufferを加え、室温で1時間以上反応させ、ブロッキングした。Rinse BufferおよびDiluent Bufferの組成はそれぞれ次のとおりである。

Rinse Buffer:

PBS(-)、
0.05% Tween20

Diluent Buffer:

50mM Tris、
1mM MgCl₂、
0.15M NaCl、
0.05% Tween20、
0.02% NaN₃、
1% BSA

その後、Diluent Bufferで適当に希釈した培養上清を100 μ L/ウェルに加え、室温で1時間反応させた。Rinse Bufferで洗浄した後に、Goat Anti-Human IgM、Alkaline Phosphatase conjugated (BIOSORCE社製) をDiluent Bufferで4000倍に希釈し、100 μ L/ウェルに加え、室温で1時間反応させた。最後にRinse Bufferで洗浄した後にアルカリフォスファターゼ基質 (SIGMA社製) を加え、吸光度計Benchmark Plus (BioRad社製) を用いて、測定波長405nm、対照波長655nmの吸光度を測定した。IgM濃度は抗ガングリオシドGM3ヒト抗体精製品 (Hoonら、Cancer Research 1993; 53: 5244-5250) との比較で算出した。

各種抗ガングリオシドGM3ヒト抗体安定発現細胞株を75cm²培養フラスコ内で初発細胞密度 2 \times 10⁵ cells/mLで培養し、培養上清中のIgM濃度を上記の方法で測定した。結果を表2に示す。IgM産生量は培養3日目で約20mg/L、培養7日目で約50mg/Lであり、単一細胞が産生する能力を示す産生能は5~19pg/cell/dayであった。IgMはイムノグロブリンの中でも多量体を形成するために、組換え体は発現量が低く、大量に調製することが困難であると

されていたが、今回の結果より、CHO細胞において高い産生量の組換え型IgM発現細胞が作製できることが明らかになった。

【0010】

【表2】

| J鎖発現 | 細胞株 | 培養3日間の産生量 (mg/L) | 培養7日間の産生量 (mg/L) | 産生能 (pg/cell/day) |
|------|------|------------------|------------------|-------------------|
| 無し | CA02 | 24.1 | 36.9 | 14.1 |
| | CA15 | 11.8 | 39.7 | 4.9 |
| | CA19 | 27.1 | 62.3 | 13.1 |
| | CA20 | 20.2 | 35.4 | 10.5 |
| | CA24 | 25.0 | 41.5 | 10.7 |
| 有り | CJ15 | 29.4 | N. T. | 19.4 |
| | CJ25 | 24.4 | N. T. | 18.1 |
| | CJ38 | 14.9 | N. T. | 12.4 |
| | CJ45 | 26.4 | N. T. | 18.7 |
| | CJ67 | 18.0 | N. T. | 12.8 |

N.T.:Not Tested

【0011】

【図面の簡単な説明】

【0012】

【図1】種々の濃度のIgMの低温（4℃）における安定性に対するクエン酸緩衝液の影響を示す写真である。

【図2】10mg/mL IgMの低温（1, 4, 7℃）における安定性に対するクエン酸緩衝液の影響を示す図である。

【図3】10mg/mL IgMの低温（4℃）における安定性に対するクエン酸緩衝液の影響を示す写真である。

【図4】10mg/mL IgMの低温（4℃）における安定性に対するクエン酸緩衝液の影響を示す図である。

【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> CHUGAI SEIYAKU KABUSHIKI KAISHA

<120> Method for stabilize protein solution

<130> C1-A0319

<160> 18

<170> PatentIn version 3.1

<210> 1

<211> 1779

<212> DNA

<213> Homo sapiens

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1779)

<223>

<400> 1

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|----|
| atg | gag | ttt | ggg | ctg | agc | tgg | ctt | ttt | ctt | gtg | gct | att | tta | aaa | ggt | 48 |
| Met | Glu | Phe | Gly | Leu | Ser | Trp | Leu | Phe | Leu | Val | Ala | Ile | Leu | Lys | Gly | |
| 1 | | | 5 | | | | 10 | | | | 15 | | | | | |

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|----|
| gtc | cag | tgt | gag | gtg | cag | ctg | ttg | gat | tct | ggg | gga | ggc | ttg | gta | cag | 96 |
| Val | Gln | Cys | Glu | Val | Gln | Leu | Leu | Asp | Ser | Gly | Gly | Gly | Leu | Val | Gln | |
| | | | 20 | | | | 25 | | | | | | 30 | | | |

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|
| cct | ggg | ggg | tgc | ctg | aga | ctc | tcc | tgt | gca | gcc | tct | gga | ttc | acc | ttt | 144 |
| Pro | Gly | Gly | Cys | Leu | Arg | Leu | Ser | Cys | Ala | Ala | Ser | Gly | Phe | Thr | Phe | |
| | | | 35 | | | | 40 | | | | | 45 | | | | |

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|
| agc | agc | tgt | gcc | atg | agc | tgg | gtc | cgc | cag | gct | cca | ggg | aag | ggg | ctg | 192 |
| Ser | Ser | Cys | Ala | Met | Ser | Trp | Val | Arg | Gln | Ala | Pro | Gly | Lys | Gly | Leu | |
| | | | 50 | | | | 55 | | | | 60 | | | | | |

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|
| gag | tgg | gtc | tca | gct | att | agt | ggt | agt | ggt | ggt | agc | aca | tac | tac | gca | 240 |
| Glu | Trp | Val | Ser | Ala | Ile | Ser | Gly | Ser | Gly | Gly | Ser | Thr | Tyr | Tyr | Ala | |
| 65 | | | | | 70 | | | | | 75 | | | | | 80 | |

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|
| gac | tcc | gtg | aag | ggc | cgg | ttc | acc | atc | tcc | aga | gac | aaa | tcc | aag | aac | 288 |
| Asp | Ser | Val | Lys | Gly | Arg | Phe | Thr | Ile | Ser | Arg | Asp | Lys | Ser | Lys | Asn | |
| | | | | 85 | | | | | 90 | | | | | 95 | | |

| | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|
| acg | ttg | tat | ctg | caa | atg | aac | agc | ctg | aga | gcc | gag | gac | acg | gcc | gta | 336 |
| Thr | Leu | Tyr | Leu | Gln | Met | Asn | Ser | Leu | Arg | Ala | Glu | Asp | Thr | Ala | Val | |

| 100 | 105 | 110 | |
|---|-----|-----|-----|
| tat tac tgt gcg aaa ggt ggc aac gat att ttg act ggt tat tat gct Tyr Tyr Cys Ala Lys Gly Gly Asn Asp Ile Leu Thr Gly Tyr Tyr Ala 115 120 125 | | | 384 |
| tgg ggc cag gga acc ctg gtc acc gtc tcc tca ggg agt gca tcc gcc Trp Gly Gln Gly Thr Leu Val Thr Val Ser Ser Gly Ser Ala Ser Ala 130 135 140 | | | 432 |
| cca acc ctt ttc ccc ctc gtc tcc tgt gag aat tcc ccg tcg gat acg Pro Thr Leu Phe Pro Leu Val Ser Cys Glu Asn Ser Pro Ser Asp Thr 145 150 155 160 | | | 480 |
| agc agc gtg gcc gtt ggc tgc ctc gca cag gac ttc ctt ccc gac tcc Ser Ser Val Ala Val Gly Cys Leu Ala Gln Asp Phe Leu Pro Asp Ser 165 170 175 | | | 528 |
| atc act ttc tcc tgg aaa tac aag aac aac tct gac atc agc agc acc Ile Thr Phe Ser Trp Lys Tyr Lys Asn Asn Ser Asp Ile Ser Ser Thr 180 185 190 | | | 576 |
| cgg ggc ttc cca tca gtc ctg aga ggg ggc aag tac gca gcc acc tca Arg Gly Phe Pro Ser Val Leu Arg Gly Gly Lys Tyr Ala Ala Thr Ser 195 200 205 | | | 624 |
| cag gtg ctg ctg cct tcc aag gac gtc atg cag ggc aca gac gaa cac Gln Val Leu Leu Pro Ser Lys Asp Val Met Gln Gly Thr Asp Glu His 210 215 220 | | | 672 |
| gtg gtg tgc aaa gtc cag cac ccc aac ggc aac aaa gaa aag aac gtg Val Val Cys Lys Val Gln His Pro Asn Gly Asn Lys Glu Lys Asn Val 225 230 235 240 | | | 720 |
| cct ctt cca gtg att gct gag ctg cct ccc aaa gtg agc gtc ttc gtc Pro Leu Pro Val Ile Ala Glu Leu Pro Pro Lys Val Ser Val Phe Val 245 250 255 | | | 768 |
| cca ccc cgc gac ggc ttc ttc ggc aac ccc cgc aag tcc aag ctc atc Pro Pro Arg Asp Gly Phe Phe Gly Asn Pro Arg Lys Ser Lys Leu Ile 260 265 270 | | | 816 |
| tgc cag gcc acg ggt ttc agt ccc cgg cag att cag gtg tcc tgg ctg Cys Gln Ala Thr Gly Phe Ser Pro Arg Gln Ile Gln Val Ser Trp Leu 275 280 285 | | | 864 |
| cgc gag ggg aag cag gtg ggg tct ggc gtc acc acg gac cag gtg cag Arg Glu Gly Lys Gln Val Gly Ser Gly Val Thr Thr Asp Gln Val Gln 290 295 300 | | | 912 |

| | |
|---|------|
| gct gag gcc aaa gag tct ggg ccc acg acc tac aag gtg acc agc aca Ala Glu Ala Lys Glu Ser Gly Pro Thr Thr Tyr Lys Val Thr Ser Thr 305 310 315 320 | 960 |
| ctg acc atc aaa gag agc gac tgg ctc ggc cag agc atg ttc acc tgc Leu Thr Ile Lys Glu Ser Asp Trp Leu Gly Gln Ser Met Phe Thr Cys 325 330 335 | 1008 |
| cgc gtg gat cac agg ggc ctg acc ttc cag cag aat gcg tcc tcc atg Arg Val Asp His Arg Gly Leu Thr Phe Gln Gln Asn Ala Ser Ser Met 340 345 350 | 1056 |
| tgt gtc ccc gat caa gac aca gcc atc cgg gtc ttc gcc atc ccc cca Cys Val Pro Asp Gln Asp Thr Ala Ile Arg Val Phe Ala Ile Pro Pro 355 360 365 | 1104 |
| tcc ttt gcc agc atc ttc ctc acc aag tcc acc aag ttg acc tgc ctg Ser Phe Ala Ser Ile Phe Leu Thr Lys Ser Thr Lys Leu Thr Cys Leu 370 375 380 | 1152 |
| gtc aca gac ctg acc acc tat gac agc gtg acc atc tcc tgg acc cgc Val Thr Asp Leu Thr Thr Tyr Asp Ser Val Thr Ile Ser Trp Thr Arg 385 390 395 400 | 1200 |
| cag aat ggc gaa gct gtg aaa acc cac acc aac atc tcc gag agc cac Gln Asn Gly Glu Ala Val Lys Thr His Thr Asn Ile Ser Glu Ser His 405 410 415 | 1248 |
| ccc aat gcc act ttc agc gcc gtg ggt gag gcc agc atc tgc gag gat Pro Asn Ala Thr Phe Ser Ala Val Gly Glu Ala Ser Ile Cys Glu Asp 420 425 430 | 1296 |
| gac tgg aat tcc ggg gag agg ttc acg tgc acc gtg acc cac aca gac Asp Trp Asn Ser Gly Glu Arg Phe Thr Cys Thr Val Thr His Thr Asp 435 440 445 | 1344 |
| ctg ccc tcg cca ctg aag cag acc atc tcc cgg ccc aag ggg gtg gcc Leu Pro Ser Pro Leu Lys Gln Thr Ile Ser Arg Pro Lys Gly Val Ala 450 455 460 | 1392 |
| ctg cac agg ccc gat gtc tac ttg ctg cca cca gcc cgg gag cag ctg Leu His Arg Pro Asp Val Tyr Leu Leu Pro Pro Ala Arg Glu Gln Leu 465 470 475 480 | 1440 |
| aac ctg cgg gag tcg gcc acc atc acg tgc ctg gtg acg ggc ttc tct Asn Leu Arg Glu Ser Ala Thr Ile Thr Cys Leu Val Thr Gly Phe Ser 485 490 495 | 1488 |
| ccc gcg gac gtc ttc gtg cag tgg atg cag agg ggg cag ccc ttg tcc Pro Ala Asp Val Phe Val Gln Trp Met Gln Arg Gly Gln Pro Leu Ser 500 505 510 515 520 | 1536 |

| 500 | 505 | 510 | |
|---|-----|-----|------|
| ccg gag aag tat gtg acc agc gcc cca atg cct gag ccc cag gcc cca | | | 1584 |
| Pro Glu Lys Tyr Val Thr Ser Ala Pro Met Pro Glu Pro Gln Ala Pro | | | |
| 515 | 520 | 525 | |
| ggc cgg tac ttc gcc cac agc atc ctg acc gtg tcc gaa gag gaa tgg | | | 1632 |
| Gly Arg Tyr Phe Ala His Ser Ile Leu Thr Val Ser Glu Glu Glu Trp | | | |
| 530 | 535 | 540 | |
| aac acg ggg gag acc tac acc tgc gtg gtg gcc cat gag gcc ctg ccc | | | 1680 |
| Asn Thr Gly Glu Thr Tyr Thr Cys Val Val Ala His Glu Ala Leu Pro | | | |
| 545 | 550 | 555 | 560 |
| aac agg gtc acc gag agg acc gtg gac aag tcc acc ggt aaa ccc acc | | | 1728 |
| Asn Arg Val Thr Glu Arg Thr Val Asp Lys Ser Thr Gly Lys Pro Thr | | | |
| 565 | 570 | 575 | |
| ctg tac aac gtg tcc ctg gtc atg tcc gac aca gct ggc acc tgc tac | | | 1776 |
| Leu Tyr Asn Val Ser Leu Val Met Ser Asp Thr Ala Gly Thr Cys Tyr | | | |
| 580 | 585 | 590 | |
| tga | | | 1779 |

<210> 2
 <211> 592
 <212> PRT
 <213> Homo sapiens

<400> 2
 Met Glu Phe Gly Leu Ser Trp Leu Phe Leu Val Ala Ile Leu Lys Gly
 1 5 10 15
 Val Gln Cys Glu Val Gln Leu Leu Asp Ser Gly Gly Gly Leu Val Gln
 20 25 30
 Pro Gly Gly Cys Leu Arg Leu Ser Cys Ala Ala Ser Gly Phe Thr Phe
 35 40 45
 Ser Ser Cys Ala Met Ser Trp Val Arg Gln Ala Pro Gly Lys Gly Leu
 50 55 60
 Glu Trp Val Ser Ala Ile Ser Gly Ser Gly Gly Ser Thr Tyr Tyr Ala
 65 70 75 80
 Asp Ser Val Lys Gly Arg Phe Thr Ile Ser Arg Asp Lys Ser Lys Asn
 85 90 95
 Thr Leu Tyr Leu Gln Met Asn Ser Leu Arg Ala Glu Asp Thr Ala Val
 100 105 110
 Tyr Tyr Cys Ala Lys Gly Gly Asn Asp Ile Leu Thr Gly Tyr Tyr Ala
 115 120 125
 Trp Gly Gln Gly Thr Leu Val Thr Val Ser Ser Gly Ser Ala Ser Ala
 130 135 140
 Pro Thr Leu Phe Pro Leu Val Ser Cys Glu Asn Ser Pro Ser Asp Thr

145 150 155 160
 Ser Ser Val Ala Val Gly Cys Leu Ala Gln Asp Phe Leu Pro Asp Ser
 165 170 175
 Ile Thr Phe Ser Trp Lys Tyr Lys Asn Asn Ser Asp Ile Ser Ser Thr
 180 185 190
 Arg Gly Phe Pro Ser Val Leu Arg Gly Gly Lys Tyr Ala Ala Thr Ser
 195 200 205
 Gln Val Leu Leu Pro Ser Lys Asp Val Met Gln Gly Thr Asp Glu His
 210 215 220
 Val Val Cys Lys Val Gln His Pro Asn Gly Asn Lys Glu Lys Asn Val
 225 230 235 240
 Pro Leu Pro Val Ile Ala Glu Leu Pro Pro Lys Val Ser Val Phe Val
 245 250 255
 Pro Pro Arg Asp Gly Phe Phe Gly Asn Pro Arg Lys Ser Lys Leu Ile
 260 265 270
 Cys Gln Ala Thr Gly Phe Ser Pro Arg Gln Ile Gln Val Ser Trp Leu
 275 280 285
 Arg Glu Gly Lys Gln Val Gly Ser Gly Val Thr Thr Asp Gln Val Gln
 290 295 300
 Ala Glu Ala Lys Glu Ser Gly Pro Thr Thr Tyr Lys Val Thr Ser Thr
 305 310 315 320
 Leu Thr Ile Lys Glu Ser Asp Trp Leu Gly Gln Ser Met Phe Thr Cys
 325 330 335
 Arg Val Asp His Arg Gly Leu Thr Phe Gln Gln Asn Ala Ser Ser Met
 340 345 350
 Cys Val Pro Asp Gln Asp Thr Ala Ile Arg Val Phe Ala Ile Pro Pro
 355 360 365
 Ser Phe Ala Ser Ile Phe Leu Thr Lys Ser Thr Lys Leu Thr Cys Leu
 370 375 380
 Val Thr Asp Leu Thr Thr Tyr Asp Ser Val Thr Ile Ser Trp Thr Arg
 385 390 395 400
 Gln Asn Gly Glu Ala Val Lys Thr His Thr Asn Ile Ser Glu Ser His
 405 410 415
 Pro Asn Ala Thr Phe Ser Ala Val Gly Glu Ala Ser Ile Cys Glu Asp
 420 425 430
 Asp Trp Asn Ser Gly Glu Arg Phe Thr Cys Thr Val Thr His Thr Asp
 435 440 445
 Leu Pro Ser Pro Leu Lys Gln Thr Ile Ser Arg Pro Lys Gly Val Ala
 450 455 460
 Leu His Arg Pro Asp Val Tyr Leu Leu Pro Pro Ala Arg Glu Gln Leu
 465 470 475 480
 Asn Leu Arg Glu Ser Ala Thr Ile Thr Cys Leu Val Thr Gly Phe Ser
 485 490 495
 Pro Ala Asp Val Phe Val Gln Trp Met Gln Arg Gly Gln Pro Leu Ser
 500 505 510
 Pro Glu Lys Tyr Val Thr Ser Ala Pro Met Pro Glu Pro Gln Ala Pro
 515 520 525
 Gly Arg Tyr Phe Ala His Ser Ile Leu Thr Val Ser Glu Glu Glu Trp
 530 535 540
 Asn Thr Gly Glu Thr Tyr Thr Cys Val Val Ala His Glu Ala Leu Pro

545 550 555 560
 Asn Arg Val Thr Glu Arg Thr Val Asp Lys Ser Thr Gly Lys Pro Thr
 565 570 575
 Leu Tyr Asn Val Ser Leu Val Met Ser Asp Thr Ala Gly Thr Cys Tyr
 580 585 590

<210> 3
 <211> 723
 <212> DNA
 <213> Homo sapiens

<220>
 <221> CDS
 <222> (1)..(723)
 <223>

<400> 3
 atg gtg ttg cag acc cag gtc ttc att tct ctg ttg ctc tgg atc tct 48
 Met Val Leu Gln Thr Gln Val Phe Ile Ser Leu Leu Leu Trp Ile Ser
 1 5 10 15

ggt gcc tac ggg gac atc gtg atg acc cag tct cca gac tcc ctg gct 96
 Gly Ala Tyr Gly Asp Ile Val Met Thr Gln Ser Pro Asp Ser Leu Ala
 20 25 30

gtg tct ctg ggc gag agg gcc acc atc aac tgc aag tcc agc cag agt 144
 Val Ser Leu Gly Glu Arg Ala Thr Ile Asn Cys Lys Ser Ser Gln Ser
 35 40 45

gtt tta tac agc tcc aac aat aag aac tac tta gct tgg tac cag cag 192
 Val Leu Tyr Ser Ser Asn Asn Lys Asn Tyr Leu Ala Trp Tyr Gln Gln
 50 55 60

aaa cca gga cag cct cct aag ctg ctc att tac tgg gca tct acc cgg 240
 Lys Pro Gly Gln Pro Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Trp Ala Ser Thr Arg
 65 70 75 80

gaa tcc ggg gtc cct gac cga ttc agt ggc agc ggg tct ggg aca gat 288
 Glu Ser Gly Val Pro Asp Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp
 85 90 95

ttc act ctc acc atc agc agc ctg cag gct gaa gat gtg gca gtt tat 336
 Phe Thr Leu Thr Ile Ser Ser Leu Gln Ala Glu Asp Val Ala Val Tyr
 100 105 110

tac tgt cag caa tat tat agt act cct ccg acg ttc ggc caa ggg acc 384
 Tyr Cys Gln Gln Tyr Tyr Ser Thr Pro Pro Thr Phe Gly Gln Gly Thr
 115 120 125

aag gtg gaa atc aaa cga act gtg gct gca cca tct gtc ttc atc ttc 432
 Lys Val Glu Ile Lys Arg Thr Val Ala Ala Pro Ser Val Phe Ile Phe
 130 135 140

ccg cca tct gat gag cag ttg aaa tct gga act gcc tct gtt gtg tgc 480
 Pro Pro Ser Asp Glu Gln Leu Lys Ser Gly Thr Ala Ser Val Val Cys
 145 150 155 160

ctg ctg aat aac ttc tat ccc aga gag gcc aaa gta cag tgg aag gtg 528
 Leu Leu Asn Asn Phe Tyr Pro Arg Glu Ala Lys Val Gln Trp Lys Val
 165 170 175

gat aac gcc ctc caa tcg ggt aac tcc cag gag agt gtc aca gag cag 576
 Asp Asn Ala Leu Gln Ser Gly Asn Ser Gln Glu Ser Val Thr Glu Gln
 180 185 190

gac agc aag gac agc acc tac agc ctc agc agc acc ctg acg ctg agc 624
 Asp Ser Lys Asp Ser Thr Tyr Ser Leu Ser Ser Thr Leu Thr Leu Ser
 195 200 205

aaa gca gac tac gag aaa cac aaa gtc tac gcc tgc gaa gtc acc cat 672
 Lys Ala Asp Tyr Glu Lys His Lys Val Tyr Ala Cys Glu Val Thr His
 210 215 220

cag ggc ctg agc tcg ccc gtc aca aag agc ttc aac agg gga gag tgt 720
 Gln Gly Leu Ser Ser Pro Val Thr Lys Ser Phe Asn Arg Gly Glu Cys
 225 230 235 240

tag 723

<210> 4
 <211> 240
 <212> PRT
 <213> Homo sapiens

<400> 4
 Met Val Leu Gln Thr Gln Val Phe Ile Ser Leu Leu Leu Trp Ile Ser
 1 5 10 15
 Gly Ala Tyr Gly Asp Ile Val Met Thr Gln Ser Pro Asp Ser Leu Ala
 20 25 30
 Val Ser Leu Gly Glu Arg Ala Thr Ile Asn Cys Lys Ser Ser Gln Ser
 35 40 45
 Val Leu Tyr Ser Ser Asn Asn Lys Asn Tyr Leu Ala Trp Tyr Gln Gln
 50 55 60
 Lys Pro Gly Gln Pro Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Trp Ala Ser Thr Arg
 65 70 75 80
 Glu Ser Gly Val Pro Asp Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp
 85 90 95
 Phe Thr Leu Thr Ile Ser Ser Leu Gln Ala Glu Asp Val Ala Val Tyr

| | |
|-------|--------------|
| <210> | 5 |
| <211> | 480 |
| <212> | DNA |
| <213> | Homo sapiens |

<220>
<221> CDS
<222> (1)..(480)
<223>

出証特 2 0 0 4 - 3 1 0 4 6 8 2

acc aga ttt gtg tac cat ttg tct gac ctc tgt aaa aaa tgt gat cct 288
Thr Arg Phe Val Tyr His Leu Ser Asp Leu Cys Lys Lys Cys Asp Pro
85 90 95

aca gaa gtg gag ctg gat aat cag ata gtt act gct acc cag agc aat 336
Thr Glu Val Glu Leu Asp Asn Gln Ile Val Thr Ala Thr Gln Ser Asn
100 105 110

atc tgt gat gaa gac agt gct aca gag acc tgc tac act tat gac aga 384
Ile Cys Asp Glu Asp Ser Ala Thr Glu Thr Cys Tyr Thr Tyr Asp Arg
115 120 125

aac aag tgc tac aca gct gtg gtc cca ctc gta tat ggt ggt gag acc 432
Asn Lys Cys Tyr Thr Ala Val Val Pro Leu Val Tyr Gly Gly Glu Thr
130 135 140

aaa atg gtg gaa aca gcc tta acc cca gat gcc tgc tat cct gac taa 480
Lys Met Val Glu Thr Ala Leu Thr Pro Asp Ala Cys Tyr Pro Asp
145 150 155

<210> 6

<211> 159

<212> PRT

<213> Homo sapiens

<400> 6

Met Lys Asn His Leu Leu Phe Trp Gly Val Leu Ala Val Phe Ile Lys
1 5 10 15
Ala Val His Val Lys Ala Gln Glu Asp Glu Arg Ile Val Leu Val Asp
20 25 30
Asn Lys Cys Lys Cys Ala Arg Ile Thr Ser Arg Ile Ile Arg Ser Ser
35 40 45
Glu Asp Pro Asn Glu Asp Ile Val Glu Arg Asn Ile Arg Ile Ile Val
50 55 60
Pro Leu Asn Asn Arg Glu Asn Ile Ser Asp Pro Thr Ser Pro Leu Arg
65 70 75 80
Thr Arg Phe Val Tyr His Leu Ser Asp Leu Cys Lys Lys Cys Asp Pro
85 90 95
Thr Glu Val Glu Leu Asp Asn Gln Ile Val Thr Ala Thr Gln Ser Asn
100 105 110
Ile Cys Asp Glu Asp Ser Ala Thr Glu Thr Cys Tyr Thr Tyr Asp Arg
115 120 125
Asn Lys Cys Tyr Thr Ala Val Val Pro Leu Val Tyr Gly Gly Glu Thr
130 135 140
Lys Met Val Glu Thr Ala Leu Thr Pro Asp Ala Cys Tyr Pro Asp
145 150 155

<210> 7

<211> 24
<212> DNA
<213> Artificial

<220>
<223> an artificially synthesized sequence

<400> 7
ccaacggcaa caagaaaag aacg 24

<210> 8
<211> 24
<212> DNA
<213> Artificial

<220>
<223> an artificially synthesized sequence

<400> 8
aacatgctct ggccgagcca gtcg 24

<210> 9
<211> 24
<212> DNA
<213> Artificial

<220>
<223> an artificially synthesized sequence

<400> 9
gcaagtccag ccagagtgtt ttat 24

<210> 10
<211> 24
<212> DNA
<213> Artificial

<220>
<223> an artificially synthesized sequence

<400> 10
ctgtccttgc tgtcctgctc tgtg 24

<210> 11
<211> 33
<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

<400> 11

aacagctcga gccaccatgg agtttgggct gag

33

<210> 12

<211> 32

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

<400> 12

agcggccagc cgccccgagc ctgtcgacag gc

32

<210> 13

<211> 32

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

<400> 13

atagaattcc accatggtgt tgcagaccca gg

32

<210> 14

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

<400> 14

ggagcaggcg gccgcacttc tccctctaac

30

<210> 15

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized sequence

<400> 15

accattgaga accagatttg tgta

24

<210> 16

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized sequence

<400> 16

tgtgtagcac ttgtttctgt cata

24

<210> 17

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

<400> 17

atgaattcca ccatgaagaa ccatttgc

28

<210> 18

<211> 26

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

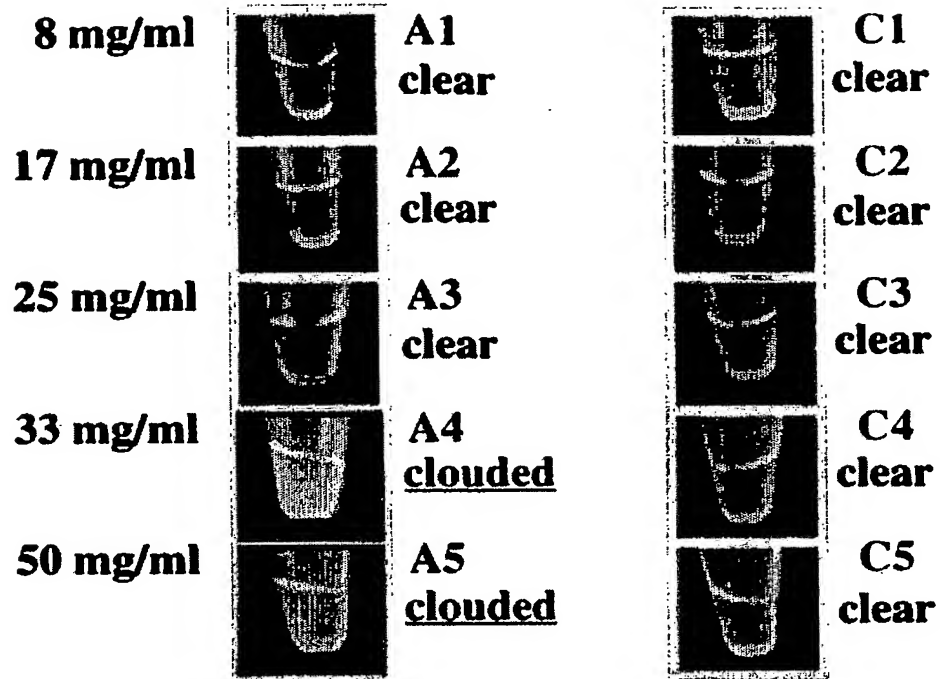
<400> 18

tatctagatt agtcaggata gcaggc

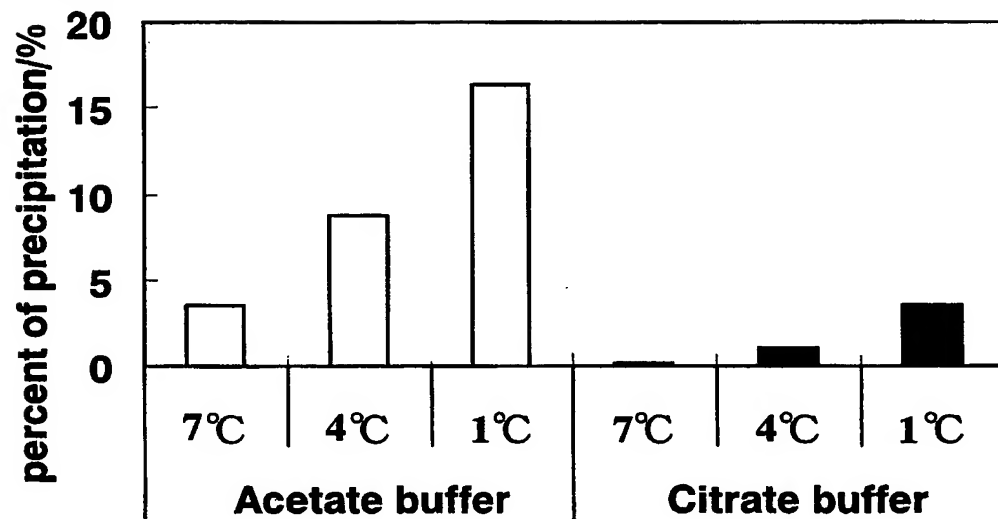
26

【書類名】 図面

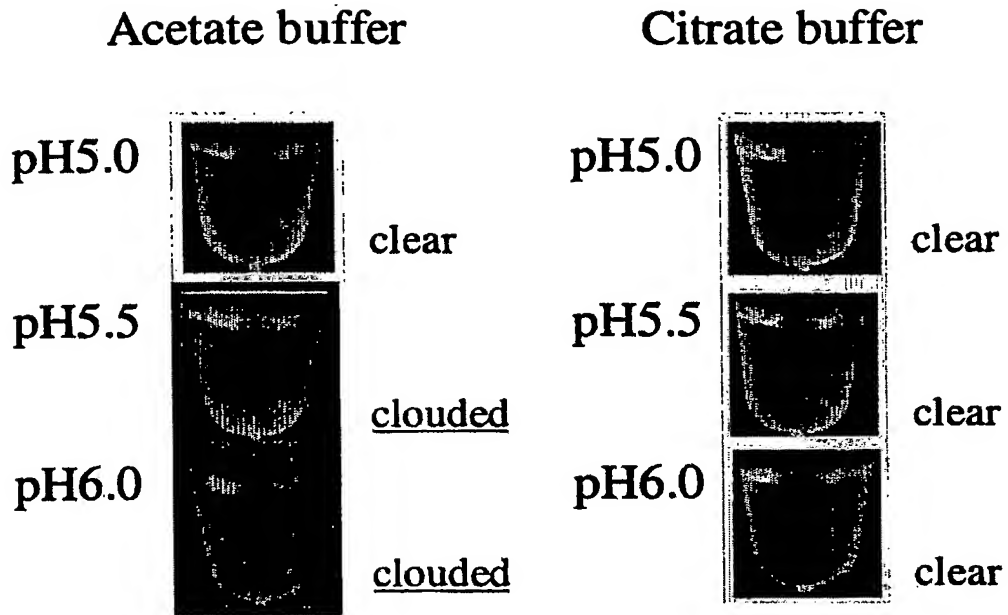
【図 1】



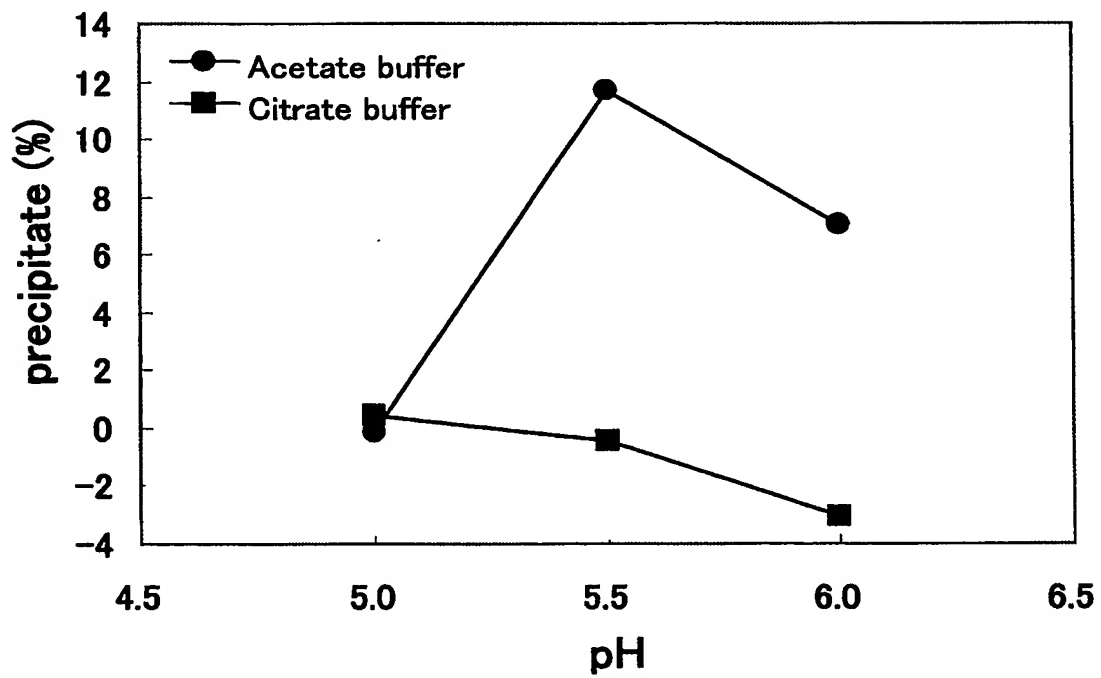
【図 2】



【図 3】



【図 4】



【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 低温にて溶液中のタンパク質を安定化させることを課題とする。特に本発明は、医薬品としての使用に耐えうる条件（例えば、pH、塩濃度など）でタンパク質を安定化させることを課題とする。

【解決手段】 IgMの保存に適したpH領域および塩濃度において、IgMの低温沈殿を抑制する方法として、クエン酸緩衝液を検討した結果、クエン酸緩衝液が低温沈殿を顕著に抑制することを見出した。

【選択図】 なし

特願 2003-351410

出願人履歴情報

識別番号

[000003311]

1. 変更年月日

1990年 9月 5日

[変更理由]

新規登録

住所

東京都北区浮間5丁目5番1号

氏名

中外製薬株式会社